(12)

FASCICULE DE BREVET EUROPEEN

- (45) Date de publication et mention de la délivrance du brevet; 13.08.2008 Bulletin 2008/33
- (21) Numéro de dépôt: 01938357.9
- (22) Date de dépôt: 28.05.2001

- (51) Int Cl.: C12N 15/31 (2006.01) A23L 3/3463 (2006.01) A23L 3/3571 (2006.01)
- (86) Numéro de dépôt international: PCT/FR2001/001642
- (87) Numéro de publication internationale: WO 2001/092533 (06.12.2001 Gazette 2001/49)

(54) BACTERIOCINE ANTI-LISTERIA BAKTERIOCIN GEGEN LISTERIA

ANTI-LISTERIA BACTERIOCIN

- (84) Etats contractants désignés:
 AT BE CH CY DE DK ES FI FR GB GR IE IT LI LU
 MC NL PT SE TR
- (30) Priorité: 29.05.2000 FR 0006859 19.10.2000 FR 0013407
- (43) Date de publication de la demande: 26.02.2003 Bulletin 2003/09
- (60) Demande divisionnaire: 08101852.5 / 1 927 661
- (73) Titulaire: DANISCO A/S 1411 Copenhagen K. (DK)
- (72) Inventeurs:
 - BERJEAUD, Jean-Marc
 F-86800 Savigny l'Evescault (FR)
 - FREMAUX, Christophe F-86600 Politicre (FR)
 - CENATIEMPO, Yves F-86800 Saint Julien l'Ars (FR)
 - SIMON, Laurence F-86370 Vivonne (FR)

- (74) Mandataire: Nargolwalla, Cyra et al Cabinet Plasseraud 52 rue de la Victoire 75440 Parls Cedex 09 (FR)
- (56) Documents cités:
 - HUGAS M ET AL: "Application of the bacterlocinogenic Lactobacillus sakel CTC494 to prevent growth of Listeria in fresh and cooked meat products packed with different atmospheres" FOOD MICROBIOL., vol. 15, 1998, pages 639-650, XP000982835 ISSN: 0021-8847
 - AXELSSON L ET AL: "THE GENES INVOLVED IN PRODUCTION OF AND IMMUNITY TO SAKACIN A, A BACTERIOCIN FROM LACTOBACILLUS SAKE LB706" JOURNAL OF BACTERIOLOGY, US,WASHINGTON, DC, vol. 177, no. 8, 1 avril 1995 (1995-04-01), pages 2125-2137, XP000673873 ISSN: 0021-9193
 - HUEHNE KATHRIN ET AL: "Analysis of the eakacin P gene cluster from Lactobacillus eako Lb674 and its expression in sakacin-negative Lb. sake strains." MICROBIOLOGY (READING), vol. 142, no. 6, 1996, pages 1437-1448, XP000982832 ISSN: 1350-0872

P 1 285 069 B

Il est rappelé que: Dans un délai de neuf mois à compter de la publication de la mention de la délivrance du brevet européen au Bulletin européen des brevets, toute personne peut faire opposition à ce brevet auprès de l'Office européen des brevets, conformément au règlement d'exécution. L'opposition n'est réputée formée qu'après le paiement de la taxe d'opposition. (Art. 99(1) Convention sur le brevet européen).

Description

[0001] La présente invention concerne une bactériocine de *Lactobacillus sakei* et plus particulièrement de *Lactobacillus sakei* 2512, une séquence nucléotidique codant pour cette bactériocine, et l'utilisation industrielle de cette bactériocine agent actif contre des flores pathogènes ou indésirables dans la préparation de produits alimentaires.

[0002] Les bactéries lactiques sont utilisées intensivement dans les fermentations alimentaires afin, non seulement d'améliorer la saveur et la texture des aliments mais surtout pour allonger leur durée de conservation. De nombreuses bactéries lactiques ent en effet la faculté d'inhiber la croissance de certaines bactéries à Cram positif, dont des souches pathogènes comme *Listeria monocytogenes*, grâce à l'excrétion de molécules antagonistes, parmi lesquelles des composés peptidiques. Ces composés peptidiques, appelés bactériocines, présentent donc un potentiel intéressant pour la préservation qualitative et sanitaire de produits alimentaires fermentés.

[0003] A titre représentatif de ces bactériocines, on peut notamment citer celles formant la sous-classe de polypeptides dénormés bactériocines anti-Listeria, bactériocines de classe lla (Ennahar S. et al., 2000, FEMS Microbiol. Rev., 24: 85-106) et cystibiotiques (Jack R. et al., 1995, Microbiol. Rev., 59(2):171-200). Il a été fait récemment état de l'utilisation potentielle d'une de ces bactériocines de classe lla, la divercine V41, pour empêcher la croissance de Listeria monocytogenes dans du saumon fumé (Duffes F. et al., 1999, J. Food Prot., 62(12):1394-1403).

[0004] Les séquences de ces polypeptides présentent de fortes similitudes dans leur partie N-terminale, avec en particulier la présence d'un pont disulfure. La partie C-terminale hydrophobe est beaucoup plus variable, toutefois certainee de ces bactériocines, dites de type pédiocine (pédiocine PA-1, entérocine A et divercine V41), co coractérisent par une taille supérieure à 40 résidus et la présence d'un deuxième pont disulfure du coté C-terminal.

[0005] Les auteurs de la présente invention ont mis en évidence une nouvelle bactériocine de classe lla produite à partir d'une souche spécifique de *Lactobacillus sakel*, qui s'avère particulièrement efficace pour inhiber la croissance de *Listeria*, plus particulièrement de *Listeria monocytogenes*.

[0006] En accord avec Tagg J.R, et al., Bacteriol. Rev., 40; 722-756 (1976), le terme "Bactériocine" au sens de l'invention fait référence à un polypeptide produit, par synthèse ribosomique, à partir de microorganismes, capable d'inhiber spécifiquement la croissance d'autres bactéries,

[0007] Hugas et al., Food Microbiol, vol. 15, 1998, pages 639-650 décrit l'isolement de la Sakacine K de Lactobacillus Sakei CTC 494 et son utilisation pour empêcher la croissance et la propagation de Listeria monocytogènes dans des produits alimentaires.

[0008] La présente invention a donc pour premier objet un polypeptide issu de la souche Lactobacillus sakei 2512, doté d'une activité bactériocine.

[0009] La souche Lactobacillus sakei 2512 a été déposée le 25 mai 2000 auprès de la Collection Nationale des Cultures de Microorganismes où elle est enregistrée sous le numéro de dépôt l-2479.

[0010] La bactériocine objet de la présente invention a été dénommée Sakacine G. Il s'agit d'un polypeptide possédant une masse moléculaire de l'ordre de 3700 à 3900 et préférentiellement d'environ 3834 Da déterminée par spectrométrie de masse. Elle possède un spectre d'inhibition bactérienne très apparenté à celui des bactériocines de Classe Ila. C'est ainsi qu'elle s'avère particulièrement efficace contre les souches de Lactobacillus sakei autres que le Lactobacillus sakei 2512, Pediococcus cerevisiae, l'ensemble des souches Listeria et contre les Enterococcus faecalis et durans. En revanche, elle s'avère inactive contre les autres espèces de Lactobacillus comme par exemple le Lactobacillus debrueckii, le Lactobacillus plantarum, le Lactobacillus brevis, le Lactobacillus casei, et une souche d'Enterococcus faecium.

[0011] A l'image des bactériocines anti-Listeria de type pédiocine, la Sakacine G possède dans sa structure peptidique avantageusement deux ponts disulfures.

[0012] Une analyse des déterminants génétiques de plusieurs bactériocines de classe IIa a montré que les gènes impliqués dans leurs production, transport et immunité, sont organisés en une ou plusieurs structures de type opéron. Ces opérons ont une localisation souvent plasmidique et possèdent généralement au moins deux gènes codant pour des protéines, homologues à un ABC-transporteur et une protéine accessoire, probablement impliquée dans l'export des bactériocines.

[0013] Le clonage du fragment nucléotidique contenant le gène de la Sakacine G a révété l'existence de trois cadres ouverts de lecture complets skgA1 (SEQ ID N°1), skgA2 (SEQ ID N°3) et skgDc (SEQ ID N°13) (incluant le cadre de lecture tronqué skgD (SEQ ID N°7)) et d'un cadre tronqué skgI (SEQ ID N°5) dont une représentation schématique est présentée en figure 1. Le fragment nucléotidique est un double brin dont le monobrin 5'-3' est représenté en séquence ID N°15.

[0014] Les produits des gènes skgA1 et skgA2, appelés pré-bactériocines, peuvent subir une maturation au cours de laquelle leurs peptides leaders respectifs sont clivés entre les résidus 18 et 19, libérant ainsi la Sakacine G active (résidus 19-55).

[0015] Le fragment nucléotidique monobrin 5'-3' comprenant skgA1, skgA2, skgD et skg/ figure en SEQ ID N°9.

[0016] La présente invention a donc également pour objet un polypeptide isolé correspondant à une bactériocine,

caractérisé en ce qu'il comprend la séquence ID N°2 et/ou la séquence ID N°4. La séquence de la bactériocine mature correspond à la séquence ID N°12 et est comprise dans les séquences ID N°2 et ID N°4.

[0017] Le cadre de lecture appelé skgl code une protéine de 52 résidus. La comparaison de cette séquence avec celle des banques de données montre de fortes similitudes de Skgl avec des protéines dites d'immunité. Elle code vraisemblablement la protéine d'immunité protégeant la bactérie productrice de la Sakacine G.

[0018] La présente invention s'étend également à un polypeptide isolé comprenant la séquence ID N°6 correspondant au cadre de lecture skgl.

[0019] En ce qui concerne le demier gène skgDc, il code une protéine qui présente une homologie avec des protéines de la famille des ABC-transporteurs, et plus particulièrement du transporteur de la pédiocine PA-1. Le gène skgDc code vraisemblablement l'ABC-transporteur spécifique de la Sakacine G.

[0020] La présente invention s'étend également au polypeptide isolé comprenant la séquence ID N°8 correspondant au gène dit *skgD* et au polypeptide isolé comprenant la séquence ID N°14 correspondant au gène dit *skgDc*.

[0021] Il est entendu que sont également comprises les séquences homologues, définies comme

15

i) les séquences similaires à au moins 70% de la séquence SEQ ID N° 2, N° 4, N° 6, N° 8, N° 12, ou N° 14; ou ii) les séquences codées par une séquence d'acide nucléique homologue telle que définie cl-après c'est-à-dire une séquence d'acide nucléique hybridant avec la séquence SEQ ID N° 1, N° 3, N° 5, N° 7, N° 9, N° 13 ou N° 15 ou sa séquence complémentaire, dans des conditions stringentes d'hybridation.

[0022] Là encore, le terme "similaires" se réfère à la ressemblance parfaite ou identité entre les acides aminés des séquences homologues comparées mais aussi à la ressemblance non parfaite que l'on qualifie de similitude. Cette recherche de similitudes dans une séquence polypeptidique prend en compte les substitutions conservatives qui sont des substitutions d'acides aminés de même classe, telles que des substitutions d'acides aminés aux chaînes latérales non chargées (tels que l'asparagine, la glutamine, la serine, la thréonine, et la tyrosine), d'acides aminés aux chaînes latérales basiques (tels que la lysine, l'arginine, et l'histidine), d'acides aminés aux chaînes latérales acides (tels que l'acide glutamique); d'acides aminés aux chaînes latérales apolaires (tels que la glycine, l'alanine, la valine, la leucine, l'isoleucine, la proline, la phénylalanine, la méthionine, le tryptophane, et la cystélne).

[0023] Plus généralement, par " séquence d'acides aminés homologue ", on entend donc toute séquence d'acides aminés qui diffère de la séquence SEQ ID N°2, N°4, N°6, N°8, N°12 ou N°14 par substitution, délétion et/ou insertion d'un acide aminé ou d'un nombre réduit d'acides aminés, notamment par substitution d'acides aminés naturels par des acides aminés non naturels ou pseudo-acides aminés à des positions telles que ces modifications ne portent pas significativement atteinte à l'activité biologique du polypeptide isolé et de préférence de la Sakacine G.

[0024] De préférence, une telle séquence d'acides aminés homologue est similaire à au moins 85 % de la séquence SEQ ID N°2, N°4, N°6, N°8, N°12 ou N°14, de préférence au moins 95 %.

[0025] L'homologie est généralement déterminée en utilisant un logiciel d'analyse de séquence (par exemple, Sequence Analysis Software Package of the Genetics Computer Group, University of Wisconsin Biotechnology Center, 1710 University Avenue, Madison, WI 53705). Des séquences d'acides aminés similaires sont alignées pour obtenir le maximum de degré d'homologie (i.e. identité ou similitude, comme défini plus haut). A cette fin, il peut être nécessaire d'introduire de manière artificielle des espaces (" gaps ") dans la séquence. Une fois l'alignement optimal réalisé, le degré d'homologie est établi par enregistrement de toutes les positions pour lesquelles les acides aminés des deux séquences comparées sont identiques, par rapport au nombre total de positions.

[0026] L'activité biologique du polypeptide isolé et notamment de la Sakacine G se réfère à sa capacité à inhiber la croissance de souches bactériennes indésirables et/ou pathogènes, de préférence de bactéries *Listeria* et plus particulièrement de bactéries *Listeria monocytogenes*.

45 [0027] La présente invention a également pour objet un acide nucléique isolé, codant pour un polypaptide tel que défini précédemment.

[0028] Plus précisément, la présente invention a pour objet un acide nucléique isolé comprenant la séquence ID N°1 et/ou la séquence ID N°3.

[0029] La séquence nucléotidique complète de la région impliquée dans l'expression de la Sakacine G (3055 μb) a été déterminée. Il s'agit d'un ADN double brin dont le brin 5'-3' est représenté en séquence ID N°15. Le brin 3'-5' est présenté en figure 2. La présente invention vise également un acide nucléique comprenant une telle séquence.

[0030] Comme décrit précédemment, cette séquence possède trois cadres ouverts de lecture complets skgA1, skgA2 et skgDc et un tronqué, skgI. Les gènes supposés skgA1 (SEQ ID N°1), skgA2 (SEQ ID N°3) et skgI (SEQ ID N°5) y sont orientés en sens inverse par rapport à skgDc (SEQ ID N°13).

[0031] Sont également revendiqués dans le cadre de la présente invention, l'acide nucléique de séquence ID N°5, l'acide nucléique de séquence ID N°13 et l'acide nucléique de séquence ID N°7.

[0032] Il est entendu que sont également comprises les séquences homologues, définies comme :

- i) des séquences similaires à au moins 70 % de la séquence SEQ ID N°1, N°3, N°5, N°7, N°9, N°13 ou N°15; ou ii) des séquences hybridant avec la séquence SEQ ID N°1, N°3, N°5, N°7, N°9, N°13 ou N°15 ou leur séquence
- complémentaire, dans des conditions stringentes d'hybridation, ou
- iii) des séquences codant pour le polypeptide dénommé Sakacine G, tel que défini précédemment.

5

15

[0033] De préférence, une séquence nucléotidique homologue selon l'Invention est similaire à au moins 75 % des séquences SEQ ID N°1, N°3, N°5, N°7, N°9, N°13 ou N°15, de préférence encore au moins 85 %, ou au moins 90 %. [0034] De manière préférentielle, une telle séquence nucléotidique homologue hybride epécifiquement aux séquences complémentaires de la séquence SEQ ID N°1, N°3, N°5, N°7, N°9, N°13 ou N°15 dans des conditions stringentes. Les paramètres définissant les conditions de stringence dépendent de la température à laquelle 50% des brins apparlés se séparent (Tm).

[0035] Pour les séquences comprenant plus de 30 bases, Tm est définie par la relation (Sambrook et al., 1989,NY.: Cold Spring Harbor Laboratory):

$$Tm = 81,5 + 0,41(\%G+C) + 16,6 Log(concentration en cations) - 0,63(\%formamide) - (600/nombre de bases)$$

[0036] Pour les séquences de longueur inférieure à 30 bases, Tm est définie par la relation :

$$Tm = 4(G+C) + 2(A+T).$$

25 [0037] Dans des conditions de stringence appropriées, auxquelles les séquences aspécifiques n'hybrident pas, la température d'hybridation peut être de préférence de 5 à 10°C en dessous de Tm, et les tampons d'hybridation utilisés sont de préférence des solutions de force ionique élevée telle qu'une solution 6xSSC par exemple.

[0038] Le terme "séquences similaires" employé plus haut se réfère à la ressemblance parfaite ou identité entre les nucléotides comparés mais aussi à la ressemblance non parfaite que l'on qualifie de similitude. Cette recherche de similitudes dans les séquences nucléiques distingue par exemple les purines et les pyrimidines.

[0039] Une séquence nucléotidique homologue aux cadres ouverts de lecture représentés en SEQ ID N°1, N°3, N°5, N°7, N°9, N°13 ou N°15 inclut donc toute séquence nucléotidique qui diffère de la séquence SEQ ID N°1, N°3, N°5, N°7, N°9, N°13 ou N°15 par mutation, insertion, délétion ou substitution d'une ou plusieurs bases, ou par la dégénérescence du code génétique, pour autant qu'elle code un polypeptide présentant l'activité biologique de la Sakacine G, comme définie ci-après.

[0040] Parmi de telles séquences homologues, sont comprises les séquences des gènes de bactéries autres que Lactobacillus, codant pour la Sakacine G.

[0041] Les polypeptides de la présente invention peuvent être synthétisés par toutes les méthodes bien connues de l'homme du métier. Les polypeptides de l'invention peuvent par exemple être synthétisés par les techniques de la chimie de synthèse, telles que la synthèse de type Merrifield qui est avantageuse pour des raisons de pureté, de spécificité antigénique, d'absence de produits secondaires non désirés et pour sa facilité de production.

[0042] La présente invention a également pour objet un procédé de production d'un polypeptide recombinant dans lequel un vecteur comprenant un acide nucléique conforme à la présente invention est transféré dans une cellule hôte qui est mise en culture dans des conditions permettant l'expression d'un polypeptide conforme à la présente invention ou d'un polypeptide codé par une séquence d'acide nucléique conforme à la présente invention.

[0043] La bactériocine recombinante peut également être produite par un procédé, dans lequel un vecteur contenant un acide nucléique comprenant une séquence nucléotidique conforme à l'invention et de préférence les séquences SEQ ID N°1 et/ou N°3 où une séquence homologue est transférée dans une cellule hôte qui est mise en culture dans des conditions permettant l'expression du polypeptide correspondant. La protéine produite peut ensuite être récupérée et purifiée. Les procédés de purification utilisés sont connus de l'homme du métier. Le polypeptide recombinant obtenu peut être purifié à partir de lysats et extraits cellulaires, du surnageant du milieu de culture, par des méthodes utilisées individuellement ou en combinaison, telles que le fractionnement, les méthodes de chromatographio, los tochniquos d'Immunoaffinité à l'aide d'anticorps mono- ou polycionaux spécifiques, etc.

[0044] La séquence d'acide nucléique d'intérêt, codant pour la Sakacine G, peut être insérée dans un vecteur d'expression, dans lequel elle est liée de manière opérante à des éléments permettant la régulation de son expression, tels que notamment des promoteurs, activateurs et/ou terminateurs de transcription. Les signaux contrôlant l'expression des séquences nucléotidiques (promoteurs, activateurs, séquences de terminaison...) sont choisis en fonction de l'hôte

collulairo utilicó. A cot offat, los cóquences nucléatidiques celon l'invention peuvent être insérées dans des vecteurs à réplication autonome au sein de l'hôte choisi, ou des vecteurs intégratifs de l'hôte choisi. De tels vecteurs seront préparés selon les méthodes couramment utilisées par l'homme du métier, et les clones en résultant peuvent être introduits dans un hôte approprié par des méthodes standard, telles que par exemple l'électroporation ou la précipitation au phosphate de calcium.

[0045] Les vecteurs de clonage et/ou d'expression tels que décrits ci-dessus, contenant une séquence nucléotidique définie selon l'invention font également partie de la présente invention.

[0046] L'invention vise en outre les cellules hôtes transformées, de manière transitoire ou stable, par ces vecteurs d'expression. Ces cellules peuvent être obtenues par l'introduction dans des cellules hôtes, de préférence procaryotes, d'une séquence nucléotidique insérée dans un vecteur tel que défini ci-dessus, puis la mise en culture desdites cellules dans des conditions permettant la réplication et/ou l'expression de la séquence nucléotidique transférée.

[0047] Des exemples de cellules hôtes incluent notamment des bactéries telles que Lactococcus, Lactobacillus, Leuconostoc, Streptococcus, Pediococcus, Escherichia et les levures.

[0048] Les séquences nucléotidiques de l'invention peuvent être d'origine artificielle ou non. Il peut s'agir de séquences d'ADN ou d'ARN, obtenues par criblage de banques de séquences au moyen de sondes élaborées sur la base des sequences SEQ ID N°1, N°3, N°5, N°7, N°9, N°13 et/ou N°15. De telles banques peuvent être préparées par des techniques classiques de biologie moléculaire, connues de l'homme de l'art.

[0049] Les séquences nucléotidiques selon l'invention peuvent également être préparées par synthèse chimique, ou encore par des méthodes mixtes incluant la modification chimique ou enzymatique de séquences obtenues par criblage des banques.

[0050] La présente invention se rapporte également à un procédé pour inhiber la croissance de *Listeria*, plus particulièrement de *Listeria monocytogenes* dans un environnement qui peut être alimentaire ou non et qui est susceptible d'être contaminé avec les *Listeria monocytogenes*.

[0051] Les Listeria monocytogenes sont des microorganismes pathogènes qui sont à l'origine de sévères maladies chez les êtres humains et animaux et qui peuvent notamment être facilement transmissibles par des aliments contaminés, plus spécialement au moyen de viandes, de produits carnés, de produits marins, de lait et de produits dérivés. La présente invention propose donc un procédé pour inhiber la croissance de Listeria monocytogenes dans un aliment susceptible de contenir des Listeria monocytogenes à titre de contaminant, ledit procédé comprenant l'addition d'un polypeptide conforme à l'invention dans ledit aliment en une quantité suffisante pour inhiber la croissance de Listeria monocytogenes.

[0052] Les bactériocines conformes à l'invention sont de préférence utilisées dans tout système alimentaire en une quantité comprise entre 1 et 100000 unités arbitraires (AU) de bactériocines par gramme d'aliment.

[0053] Une AU de bactériocines est définie comme 5 µl de la dilution la plus élevée du sumageant de culture condulsant à une zone définie d'inhibition de croissance par rapport à une souche témoin d'une bactérie à Gram positif sur un milieu agar.

[0054] Bien que les aliments soient les plus concernés par une contamination par *Listeria monocytogenes*, les produits vétérinaires et médicaux peuvent également être contaminés avec ce type de bactéries, de même que les produits cosmétiques ou produits apparentés.

[0055] Les bactériocines conformes à la présente invention, et notamment la Sakacine G, sont donc également utiles pour Inhiber la croissance de ce type de pathogènes dans ces produits.

[0056] La présente invention a ainsi pour objet l'utilisation d'une bactériocine conforme à la présente invention comme agent actif contre des flores pathogènes ou indésirables notamment dans la préparation de produits alimentaires et plus précisément pour inhiber la croissance et la propagation de *Listeria*, plus particulièrement de *Listeria monocytogenes*, dans les produits alimentaires.

[0057] Le polypeptide peut être incorporé tel quel dans le produit alimentaire considéré ou encore y être produit à partir de la souche Lactobacillus Sakei 2512.

[0058] La présente invention a ainsi également pour objet l'utilisation de la souche *Lactobacillus Sakei* 2512 dans un produit alimentaire pour y générer un polypeptide bactériocine conforme à l'invention.

[0059] L'invention concerne encore une composition bactérlocine, caractérisée en ce qu'elle comprend au moins un polypeptide conforme à la présente invention, c'est-à-dire issue de la souche *Lactobacillus Sakei* 2512 ou comprenant la séquence SEQ ID N°2, ou N°4, ou N°12, ou N°14 ou la souche *Lactobacillus Sakei* 2512.

[0060] L'invention s'étend également à l'utilisation de la souche *Lactobacillus sakei* 2512 destinée à produire un polypeptide tel que défini plus haut, pour inhiber la croissance et la propagation de *Listeria*, plus particulièrement de *Listeria monocytogenes*, dans des produits alimentaires ainsi que les compositions comportant de telle souche.

55 [0061] Les exemples et la figure d'après sont présentés à titre illustratif de l'objet de la présente invention.

FIGURE:

[0062]

5

10

15

20

25

30

50

Figure 1 : Représentation schématique du locus génétique impliqué dans la production de la sakacine G.

Figure 2 : Brin complémentaire 3'-5' correspondant à la séquence nucléotidique complète de la région impliquée dans l'expression de la Sakacine G et dont le brin 5'-3' est présenté en SEQ ID N°15.

MATERIELS ET METHODES

[0063]

- Souches bactériennes et milieux de culture. Lactobacillus sakei 2512 est cultivée à 30°C en milieu MRS (DIFCO Laboratories) stérilisé 12 min à 110°C. Les souches indicatrices sont cultivées en milieu BHI ("brain-heart infusion"; DIFCO Laboratories) à 37°C.
- Test d'activité. Du milieu BHI, gélosé à 10g/1, est ensemencé à 1 % par une préculture de souche indicatrice en phase stationnaire avant d'être coulé en boite de Petri. Cinquante microlitres de solution de sakacine G sont déposés dans des puits creusés dans la gélose refroldie à l'emporte pièce. L'activité bactériocine se traduit par l'apparition de zones d'inhibition autour des puits après incubation une nuit à 37°C.
- Analyse protéique. La sakacine G est analysée en spectrométrie de masse sur un apparell Perkin-Elmer Sciex
 API 165 équipé d'une source d'ionisation par lonspray. Après lyophilisation, la fraction HPLC active est reprise avec
 une solution acétonitrile / eau (1:1) contenant 0,1% d'acide formique puis injectée par infusion à un débit de 5 µl/min.
 La concentration protéique est déterminée par la méthode à l'acide bicinchoninique au moyen du kit BCA (Sigma)
 selon les instructions du fabriquant.
- Les comparaisons de séquences protéiques sont réalisées grâce au programme BLAST (1), accessible à partir du serveur ExPASy du "Swiss Institute of Bioinformatics".
- Clonage moléculaire et transformation. Les plasmides sont extraits et purifiés à partir de souches d'Escherichia.
 coli et de Lactobacillus sakei 2512 selon les méthodes décrites précédemment par Sambrook et al., 1989, NY:
 Cold Spring Harbor Laboratory et Muriana et Klaenhammer, 1987, Appl. Environ. Microbiol., 53:553-560 respectivement.

[0064] Les enzymes de restriction et de modification de l'ADN sont utilisées selon les indications du fournisseur (Gibco-BRL). Les électrophorèses en gel d'agarose, analytique et préparative, sont conduites en tampon Tris/borate/EDTA (pH 8,3) selon les méthodes décrites par Sambrook et al., 1989, NY: Cold Spring Harbor Laboratory. Les fragments d'ADN digérés sont purifiés à partir des gels d'agarose en utilisant le kit "Prep-a-Gene" (Bio-Rad). Les cionages dans les plasmides pGEM-T (Promega) et pZERO2 (Invitrogen) sont réalisés selon les recommandations des fournisseurs. Le transfert de type Southern est réalisé sur membrane de nylon (Hybond-N+, Amersham) selon Sambrook et al., 1989, NY: Cold Spring Harbor Laboratory. Le transfert est suivi d'une hybridation avec une sonde radioactive obtenue par marquage au ³²P à l'aide du kit "random primers DNA labelling system" (Gibco-BRL). Les bactéries E. coli sont rendues compétentes et transformées selon la méthode de Hanahan, 1983. J. Mol. Biol. 166:557-80.

[0065] La Taq polymérase (Gihco-BRL) est utilisée selon les recommandations du fournisseur. L'amplification du fragment d'ADN codant la Sakacine G a été réalisée à l'aide d'un appareil "Geneamp 9700®" (Perkin-Elmer) selon les conditions sulvantes : 35 cycles de dénaturation à 94°C pendant 30 s, hybridation à 45°C pendant 30 s et élongation à 72°C pendant 1 min suivis d'un cycle supplémentaire d'élongation à 72°C pendant 5 min.

15 [0086] Le fragment d'ADN portant le locus sakacine G est séquence à l'aide d'un séquenceur automatique ABI Prism 310® (Perkin-Elmer) en utilisant le kit de séquençage "Big-dye terminator®" (Perkin-Elmer) et les amorces nucléotidiques appropriées.

EXEMPLE 1:

Isolement et purification de la Sakacine G.

[0067] Une culture de 16 h de Lactobacillus. sakei 2512 (100 ml) est centrifugée à 6000g pendant 15 min. Le sumageant de culture est ensuite chauffé à 70°C pendant 20 min. Le sumageant refroidi est ensuite dilué avec 1 volume d'eau (le pH de la solution diluée doit être inférieur à 6, par addition d'HCl 1M si nécessaire) avant d'être passé sur une colonne (2.5 x 18 cm) contenant une résine échangeuse de cations (carboxy-methyl cellulose; Cellufine C-200, Amicon) équilibrée avec de l'eau. Après des lavages successifs avec de l'eau (100 ml) puis une solution de NaCl 0,1M (150 ml), la Sakacine G est éluée avec une solution de NaCl 0,5M (200 ml). Le pH de toutes les solutions doit être inférieur à 6. La fraction

active est ensuite déposée sur cartouche d'extraction en phase solide (Sep-pak plus C18, Waters) équilibrée dans l'eau. Après lavages successifs avec 5 ml de solutions d'acétate d'ammonium 20 mM contenant 0, 10, 20 et 30% d'acétonitrile, la Sakacine G est éluée avec 10 ml d'acétate d'ammonium 20 mM contenant 80% d'acétonitrile. Après lyophilisation, l'extrait est solubilisé dans 1 ml de solution aqueuse d'acétonitrile à 40% puis injecté sur une colonne HPLC analytique de phase inverse en C6 (Kromasil, 5µm, 100 Å, 4.6 x 250 mm, A.I.T.). L'HPLC a été réalisée sur un appareillage comprenant une pompe Perkin-Elmer series 200 LC connectée à un détecteur Perkin-Elmer 785A. Le chromatogramme en absorption est enregistré à 220 nm. La séparation est réalisée, à un débit de 0,8 ml/min selon le gradient sulvant : Solvant A = eau/acide trifluoroacétique 0,1%; solvant B = acétonitrile/eau/acide trifluoroacétique 0,07%. Après un lavage de 5 min avec 20% de solvant B, l'élution est réalisée par un gradient de 20 de 40% de solvant B en 10 min puis de 40 à 55% de solvant B en 20 min.

[0068] La fraction correspondant au pic à 23 min s'étant révélée active contre Listeria ivanovii BUG 496 a été analysée en spectrométrie de masse en ionisation "lonspray". La molécule apparaît pure à au moins 95% et possède une masse moléculaire de 3834,32 ± 0,31 Da. La quantité de Sakacine G ainsi purifiée a été estimée à 120 μg à partir de 100 ml de culture. Le rendement de purification a été estimé à 55% d'activité retrouvée. Une partie de la séquence primaire de la Sakacine G a été déterminée par microséquençage et deux oligonucléotides dégénérés ont été établis à partir de cette séquence.

EXEMPLE 2:

Clonage du locus génétique impliqué dans la production de la sakacine G

[0069] Par génétique inverse, deux oligonucléotides dégénérés SakG01 (5' AARTATTATGGNAAYGGNGT 3') (SEQ ID N°10) et SakG02S (5' ACATGATGNCCNCCRTTNGC 3') (SEQ ID N°11) ont été choisis afin d'amplifier le fragment d'ADN correspondant au gène de structure de la sakacine G mature (SEQ ID N°15) par réaction de polymérisation en chaîne (PCR). L'amplifiat ainsi obtenu, d'une taille approximative de 100 pb a été cloné dans le plasmide pGEM-T pour former le plasmide pJMBYC01. Le fragment de restriction Pvuli de 560 pb issu de pJMBYC01, incluant le fragment Inséré, a servi de sonde d'hybridation, lors d'un transfert de type Southern, pour localiser le gene de structure sur le génome de Lactobacillus sakei 2512. A partir d'un extrait plasmidique de Lb. sakei 2512 digéré par les enzymes de restriction Hindill et EcoRl, la sonde a révélé des fragments de tailles respectives d'environ 2,1 et 9 kpb. Le fragment HindIII de 2,1 kpb a été purifié puis înséré dans le vecteur pZERO2 pour donner le plasmide pJMBYC02. La présence du gène de structure de la sakacine G dans pJMBYC02 a été démontrée par amplification PCR avec les amorces SakG01 et SakG02 puis par séquençage nucléotidique du fragment inséré dans pJMBYC02. Une stratégie voisine a été utilisée afin de déterminer la séquence complète du gène skgD. L'extrait plasmidique de Lb. sakei 2512 a été digéré par Xbal. Le produit de digestion a été inséré dans le plasmide pBluescript SK+. Les clones porteurs de la séquence d'intérêt ont été révélés au moyen d'une sonde radioactive préparée par PCR réalisée sur le plasmide pJMBYC02 à l'aide des oligonuciéotides SakG03 (5' CCTTGGTCAGGCTATCG 3') (SEQ ID N°16) et SakG04 (5' ATCACCTTTT-TGAATTACCC 3') (SEQ ID N°17).

[0070] L'analyse de la séquence nucléolidique complète de la région (3051 pb) a révélé l'existence de liuis cadres ouverts de lecture complets skgA1 et skgA2 et skgDc et d'un tronqué, skgl. Les gènes supposés skgA1 skgA2 et skgl sont orientés en sens inverse par rapport à skgD.

[0071] Chacun des cadres ouverts de lecture est précédé d'un site potentiel de fixation des ribosomes. Les gènes skgA1 et skgA2 codent tous les deux des protéines de 55 résidus d'acides aminés dont les séquences 19-55 sont totalement identiques. La séquence 19-52 correspond à la séquence de la sakacine G obtenue par microséquençage. La présence de 4 résidus cystéine en positions 9, 14 et 24 et C-terminale est à noter. De plus, la masse moléculaire calculée de ce peptide, de 3838,2 Da qui diffère de la masse moléculaire mesurée (3834,32 Da) de 4 Da montre la présence de deux ponts disulfures sur la sakacine G, comme cela a déjà été démontré pour d'autres bactériocines anti-listeria.

[0072] Les séquences 1-18 des protéines SkgA1 et SkgA2 ne différent que de 3 résidus et présentent de fortes homologies avec les peptides "leader" des bactériocines de classe II, qui sont impliquées dans le transport de ces peptides par des ABC-transporteurs spécifiques. En particulier le motif GG terminal est caractéristique de ces séquences leader et constitue le site de maturation de ces bactériocines. La comparaison des séquences nucléotidiques des gènes skgA1 et skgA2 montre également une identité de séquence de plus de 95% pour la partie des gènes codant la bactériocine mature.

[0073] Le cadre de lecture ouvert incomplet appelé skgl code une protéine de 52 résidus. La comparaison de cette séquence avec celles des banques de données montre de fortes homologies de Skgl avec les protéines dites d'immunité Loci et Mesi. L'implication de Mesi dans la protection vis à vis de la mésentéricine Y105 a été démontrée. On peut supposer que skgl code la protéine d'immunité à la sakacine G.

Le dernier gène skqDc code une protéine de 727 acides aminés. D'après les banques de données, SkgDc est très

nomologue de protéines de la famille des ABC-transporteurs et plus particulièrement des transporteurs de la pédiocine PA-1: PedD ou PapD (Marugg et al., 1992; Appl Environ Microbiol 58, 2360-7; Motlagh et al., 1994, Lett Appl Microbiol 18, 305-12),de la sakacine P: SppT (Huhne et al., 1996, Microbiology 142, 1437-48), de la sakacine A: SapT (Axelsson and Holck, 1995, J Bacteriol 177, 2125-37) et de la mésentéricine Y105: MesD (Fremaux et al., 1995, Microbiology 141, 1637-45).

EXEMPLE 3:

10

....

Spectre d'inhibition.

[0074] La sensibilité à la Sakacine G de 17 souches bactériennes a été testée par la méthode de test en puits (cf Matériels et Méthodes). Les résultats sont présentés dans le tableau 1 ci-après :

	TABLE	-AU 1
15		Rayon des halos d'inhibition (mm)
	Lc. lactis ATCC 11454	0
	Ln. Paramesenteroides DSM 20288	0
	I.n. Mesenteroides DSM 20484	o
20	Ln. Mesenteroides DSM 20240	0
	Lb. Delbrueckii DSM 20081	0
	Lb. Plantarum DSM 20174	0
	Lb brevis DSM 20054	0
25	Lb. casei DSM 20011	0
23	Lb. sakei 2515	1
	P. acidilactici ENSAIA 583	0
	P. cerevisiae IP 5492	1
	E. faecium ENSAIA, 631	0
30	E. faecalis IP 5430	2
	E. faecalis ENSAIA 636	1
	E. durans ENSAIA 630	2
	L. inocua 8811	3
35	L. ívanovi BUG 496	6
30	<u> </u>	I—————————————————————————————————————

[0075] Le spectre d'inhibition de cette bactériocine apparaît comme assez étroit et limité aux souches de Lactobacillus sakei et Pediococcus cerevisiae pour les bactéries lactiques. Ce peptide apparaît, comme les autres bactériocines de classe IIa, actif contre toutes les souches de Listeria testées, ainsi que contre les Enterococcus faecalis et durans mais pas contre Enterococcus faecium.

LISTE DE SEQUENCES

[0076]

40

45

<110> RHODIA CHIMIE

<120> BACTERIOCINE ANTI-LISTERIA

50 <130>

<140>

<141>

55 <160> 17

<170> Patentin Ver. 2.1

	<212	0> 1 1> 196 2> ADI 3> Lac	4	llus sa	ke												
5	<220 <22		S							٠							
10	<400																
15						Met	Lys L	Asi	Thr	: Arg	g Ser	Lev	ı Thx	: Ile	caa Glr 10	Glu	. 52
	ata Ile	aaa Lys	tcc Ser	atc Ile 15	aca Thr	ggt Gly	ggt Gly	aaa Lys	tac Tyr 20	tat Tyr	ggt Gly	aat Asn	ggt Gly	gtt Val 25	agc Ser	tgt Cys	
20	aac Asn	tct Ser	cat His 30	ggt Gly	tgt Cys	tca Ser	gta Val	aat Asn 35	tgg Trp	GJA aaa	caa Gln	gca Ala	tgg Trp 40	act Thr	tgt Cys	ggg ggg	148
25	gta Val	aat Asn 45	cat His	cta Leu	gct Ala	aat Asn	ggc Gly 50	ggt Gly	cat His	gly ggg	gtt Val	tgt Cys .55	taa	tta	ttta	aa	196
30	<21 <21	0> 2 1> 55 2> PR 3> Lad		illus sa	ake												
35	<40	00> 2															
		Met 1	ГЛS	Asn	Thr	Arg S	Ser	Leu	Thr	Ile	Gln 10	Glu	Ile	Lys	Ser	Ile 15	Thr
40		Gly	Gly	Гув	Tyr 20	Tyr	GJÀ	Asn	Gly	Val 25	Ser	Сув	Asn	Ser	His 30	Gly	Суз
		Ser	Val	Asn 35	Trp	Gly	Gln	Ala	Trp 40	Thr	Cys	Gly	Val	Asn 45	His	Leu	Ala
45		Asn	Gly 50	Gly	H18	Gly	Val	Сув 55									
50	<2°	10> 3 11> 19 12> AE 13> La	N	cillus s	ake												
55	<2	20> 21> CI 22> (2:		7)													

<400> 3

55

5	taatttggag atgttettt atg aaa aac gea aaa age eta aca att eaa gaa met Lys Asn Ala Lys Ser Leu Thr Ile Gin Giu 'l 5 10	52
10	atg aaa tot att aca ggt ggt aaa tac tat ggt aat ggc gtt agc tgt Met Lys Ser Ile Thr Gly Gly Lys Tyr Tyr Gly Asn Gly Val Ser Cys 15 20 25	100
	aac tct cac ggc tgt tca gta aat tgg ggg caa gca tgg act tgt gga Asn Ser His Gly Cys Ser Val Asn Trp Gly Gln Ala Trp Thr Cys Gly 30 35 40	148
15	gta aac cat cta gct aat ggc ggt cat gga gtt tgt taa ttaooagat Val Asn His Leu Ala Asn Gly Gly His Gly Val Cys 45 50 55	196
20	<210> 4 <211> 55 <212> PRT <213> Lactobacillus sake	
25	<400> 4	
	Met Lys Asn Ala Lys Ser Leu Thr Ile Gln Glu Met Lys Ser Ile Thr 1 5 10 15	
30	Gly Gly Lys Tyr Tyr Gly Asn Gly Val Ser Cys Asn Ser His Gly Cys 20 25 30	•
35	Ser Val Asn Trp Gly Gln Ala Trp Thr Cys Gly Val Asn His Leu Ala 35 40 45	
~	Asn Gly Gly His Gly Val Cys 50 55	
40	<210> 5 <211> 181 <212> ADN <213> Lactobacillus sake	
45	<220> <221> CDS <222> (24) (179)	
	<400> 5	
50	ttaaaaaagg agacgtgatt aaa atg gca aac aaa gac aat att aaa act gaa s Met Ala Asn Lys Asp Asn Ile Lys Thr Glu 1 5 10	53

5	tct as Ser Ly	a aac rs Asr	aac Asn	atc Ile 15	Glu	gct Ala	ctc Leu	ttg Leu	cac His 20	tta Leu	cta Leu	gaa Glu	aag Lys	cgt Arg 25	cct Pro	101
	gta as Val Ly			Glu												149
10	tat ag	gc aaa er Lys 45	: Ile	gat Asp	ata Ile	gct Ala	E E E E E E E E E E E E E E E E E E E	aat Asn	ccc Pro	ga						181
15	<210> 6 <211> 5 <212> P <213> L	RT	illus sa	ke					,							
20	<400> 6															
	Ме	t Ala 1	Asn	Lys	Asp 5	Asn	Ile	Lys	Thr	Glu 10	Ser	Lys	Asn	Asn	Ile 15	Glu
25	Al	a Leu	Leu	His 20	Leu	Leu	Glu	Lys	Arg 25	Pro	Val	Lys	Ser	Ser 30	Glu	Leu
30	Le	u Asp	Ile 35	Ile	qæÆ	Val	Leu	Ser 40	Gln	Val	Tyr	Ser	Lys 45	Ile	Asp	Ile
	LA	a Lys 50		Pro												
35	<210> 7 <211> 1 <212> A <213> L	203 DN	illus sa	ike												
40	<220> <221> (<222> (201)													
45	<400> 7															

	aaat	ttagg	gag a	actta	atata	Let					ı Arg					a tat 1 Tyr	52
5	tgt Cys	tca Ser	caa Gln	gtg Val 15	gat Asp	gaa Glu	gat Asp	gat Asp	tgt Cys 20	gga Gly	atc Ile	gca Ala	gct Ala	ttg Leu 25	aat Asn	atg Met	100
10	att Ile	ttt Phe	aaa Lys 30	aat Asn	ttt Phe	ggt Gly	tcc Ser	gaa Glu 35	tat Tyr	tca Ser	cta Leu	tca Ber	aaa Lys 40	ttg Leu	cga Arg	ttc Phe	148
15									act								196
	gct	gca	gag	gaa	cta	aat	tta	gaa	gcg	aat	gca	tta	caa	gct	gat	atg	244
20		٠															
25																	
3 <i>0</i>															ı		
35																	
40																	
45																	
50																	
55																	

	Ala 60	Ala	Glu	Glu	Leu	Asn 65	Leu	Glu	Ala	Asn	Ala 70	Leu	Gln	Ala	Asp	Met 75	
<i>5</i>												ato Ile					292
10												gta Val					340
												aca Thr					388
15												acg Thr 135					436
20						_		_				aag Lys	,	-			484
25												caa Gln					532
25												ata Ile					580
30												tat Tyr					628
35												tta Leu 215					676
												ttt Phe					724
40							-					aat Asn					772
45												дхд					820
50												ata Ile					868
-			Ile									atg Met 295					916
55												ttt Phe					964

	300					305				310					315	
5													aaa Lys			1012
10				_				_	_		_	-	tta Leu 345	_		1060
													aaa Lys			1108
15													ttc Phe			1156
20													gga Gly		ca	1203
25	<212	> 8 > 394 > PR1 > Lac	Г	llus sa	ıke											
30	<400	8 <														

	Leu 1	Phe	Asn	Leu	Leu 5	Arg	Tyr	rys	Lys	Leu 10	Tyr	Суз	Ser	Gln	Val 15	Asp
5	Glu	ARD	Aap	Суя 20	Glγ	Ile	Ala	Ala	Leu 25	Asn	Met.	T.),e	Phe	7.y¤ 30	Asn	Phe
	Gly	Ser	Glu 35	Tyr	Ser.	Leu	Ser	Lув 40	Leu	Arg	Phe	Leu	Ala 45	ГЛв	Thr	Ser
10	Gln	Gln 50	Gly	Thr	Thr	Ile	Phe 55	Gly	Leu	Ile	Lys	Ala .60	Ala	Glu	Glu	Leu
	Asn 65	Leu	Glu	Ala	Asn	Ala 70	Leu	Gln	Ala	Asp	Met 75	Gly	Ile	Phe	Lys	Asp 80
15	Glu	Asn	Leu	Met	Leu 85	Pro	Ile	Ilc	Ala	His 90	Val	Leu	Ъув	Gln	Glγ 95	Lys
20	Val	Leu	His	Tyr 100	Tyr	Val	Val	Phe	Asp 105	Val	Ser	Lys	yab	Phe 110	Leu	Ile
	Ile	Gly	Asp 115	Pro	qaA	Pro	Thr	Ile 120	Gly	Ile	Thr	Glu	Ile 125	Ser	ГÀв	ГÀв
25	ĄsĄ	Phe 130	Glu	Asn	Glu	Trp	Thr 135	Gly	Asn	Phe	Ile	Thr 140	Phe	Ser	Lys	Gly
	Lys 145	Asn	Phe	Val	Ser	Glu 150	Lys	Gln	Axg	Asn	Asn 155	Ser	Leu	Leu	ГÀв	Phe 160
30	Ile	Pro	Ile	Leu	Arg 165	Gln	Gln	Lys	Ser	Leu 170	Ile	Phe	Trp	Ile	Ala 175	Phe

	Ala	Ala	Ile	Leu 180	Leu	Met	Ile	Ile	Ser 185	Ile	Ala	Gly	Ser	Leu 190	Phe	Leu
5	Glu	Gln	Leu 195	Val	Asp	Ile	Tyr	11e 200	Pro	His	Lys	Asn	Met 205	Asp	Thx	Leu
10	Gly	Ile 210	Ile	Ser	Ile	Cys	Leu 215	Ile	Gly	Ala	Tyr	Leu 220	Leu	Gln	Ala	Val
	Met 225	The	Tyr	Phe	Gln	Asn 230	Phe	Lcu	Leu	Thr	11e 235	Phe	Gly	Gln	Asn	Leu 240
15	Ser	Arg	Lys	Ile	Ile 245	Leu,	Asn	Tyr	Ile	Asn 250	His	Leu	Phe	Glu	Leu 255	Pro
	Met	Ser	Phe	Phe 260	Ser	Thr	Arg -	Arg	Val 265	Gly	Glu	Ile	Val	Ser 270	Arg	Phe
20	Thr	Asp	Ala 275	Ser	Lys	Ile	Ile	Asp 280	Ala	Leu	Ala	Ser	Thr 285	Ile	Leu	Thr
25	Leu	Phe 290	Leu	Asp	Val	Trp	Met 295	Leu	Val	Thr	Ile	Ser 300	Ile	Val	Leu	Val
	Phe 305	Leu	Asn	Thr	Lys	Leu 310	Phe	Met	Ile	Ser	Leu 315	Val	Sex	Ile	Dro	Val 320
30	Tyr	Ser	Val	Ile	Ile 325	Tyr	Ala	Phe	Гув	asa 0 E E	Thr	Phe	Asn	Gly	Leu 335	Asn
	His	Lув	Ser	Met 340	Glu	Asn	Ala	Ala	Leu 345	Leu	Asn	Ser	Ala	Ile 350	Ile	Glu
35	Asn	Val	Thr 355	Gly	Ile	Glu	Thr	Va1 360	Lys	Ser	Leu	Thr	Ser 365	Glu	Glu	Phe
	Ser	Tyr 370	Asn	Gln	Ile	Thr	Asp 375	Arg	Phe	Glu	Asn	Phe 380	Leu	Asn	Ser	Ser
40	Leu 385	Arg	Tyr	Thr	Ile	Ala 390	qaA	Gln	Gly	Gln						
45	<210> 9 <211> 20	42														
	<211> 20															
	<213> La		aullic	ake												
50	<400>9															

```
agcttcggga ttcttagcta tatcaatttt gctatáaact tgggaaagaa cgtcaataat 60
        atcgagtaat tcactggatt ttacaggacg cttttctagt aagtgcaaga gagcttcgat 120
        gttgtttttta gattcagttt taatattgtc tttgtttgcc attttaatca cgtctccttt 180
        tttatagtaa taaaaaaaac acaattaaat tagtgctttt ttatctggta attaacaaac 240
5
        tocatgaceg coattageta gatggtttae tocacaagte catgettgee cocaatttac 300
        tgaacageeg tgagagttae agctaacgee attaccatag tatttaccae etgtaataga 360
        tttcatttct tgaattgtta ggctttttgc gtttttcata aagaacatct ccaaattata 420
        ttttttagtg attettgaag ttetgttgta acgeagaatt ttggaagaat gagtaettgt 480
        tagaaatttg cegatttaaa taattaacaa accccatgac cgccattagc tagatgattt 540
        accocacaag toratgottg cocccaattt actgaacaac catgagagtt acagctaaca 600 -
10
       ccattaccat agtatttacc acctgtgatg gattttattt cttggatcgt taagctacgt 660
15
       gtattcttca ttttgaatac ctcctgttaa ataattttta cacgatcagt gtagttctaa 720
       tgtgaaattg tgtcaagttt agcaaatata tattttaggc atggaaaaac ttgcttttaa 780
       ttcgacttga ctataacggt ataatactgg tattactata tttgtttagc ttcacaaaaa 840
       aattaggaga cttatatatt gtttaatctg ttgagataca aaaaattata ttgttcacaa 900
       gtggatgaag atgattgtgg aatcgcagct ttgaatatga tttttaaaaa ttttggttcc 960
20
       gaatattcac tatcaaaatt gcgattctta gcaaaaacca gtcaacaagg gactactatt 1020
       tttqqactqa taaaqqctgc agaggaacta aatttagaag cgaatgcatt acaaqctgat 1080
       atgggcatct ttaaagatga aaatttaatg ctaccaatca ttgcacatgt tttaaagcaa 1140
       ggaaaagttc tgcattacta cgttgtattt gatgtttcga aagacttttt aattattggt 1200
       gacccagacc caacaatagg aattacggaa atctccaaaa aggattttga aaatgaatgg 1260
       acgggtaatt tcataacatt ttcaaaagga aagaactttg tttcagagaa gcagagaaat 1320
25
       aacaqtttac tcaaqtttat tcctattttg agacagcaaa aatccctaat attctqqata 1380
       getttegeeg caatactatt gatgataatt agtattgeag gateaetttt tttagaacaa 1420
       cttgtagata tatatatacc acacaaaaat atggatacat tggggattat ctcgatttgc 1500
       ttaattggag cetatetttt acaggeegta atgaegtatt tteagaattt tttactaact 1560
       atatttqqac aaaatctttc tagaaaaatt attttaaatt atattaatca cctttttgaa 1620
       ttacccatgt ctttctctc aacacgtaga gttggcgaaa tagtctctcg gtttacagat 1680
       gcaagcaaga ttatagatgc tttggcaagt acgattttga ctctcttttt agatgtttgg 1740
       atgttggtta caatctcaat cgttctcgta tttttaaata caaagttatt tatgatttct 1800
       ctggtatcta taccggtgta ctcagttata atttatgcgt ttaaaaatac atttaatggc 1860
       ctgaaccata aatcaatgga aaatgcagca ttattgaatt ctgcaataat cgaaaacgta 1920
35
       actggcatag aaactgtaaa atcattaact tcagaagaat tttcctacaa tcaaatcact 1980
       gatagatteg aaaattttet taacagttee ttaeggtata egatagetga ecaaggacag 2040
40
       <210> 10
       <211> 20
       <212> ADN
       <213> Lactobacilius sake
       <400> 10
                           20
       aartattatg gnaayggngt
       <210>11
50
       <211> 20
       <212> ADN
       <213> Lactobacillus sake
       <400> 11
       acatgatgnc cnccrttngc
                           20
       <210> 12
        <211>37
```

ED 1 295 060 D4

	EP 1 200 U09 B1
	<212> PRT <213> Lactobacillus sake
5	<400> 12
	Lys Tyr Tyr Gly Asn Gly Val Ser Cys Asn Ser His Gly Cys Ser Val
10	Asn Trp Gly Gln Ala Trp Thr Cys Gly Val Asn His Leu Ala Asn Gly 20 25 30
	Gly His Gly Val Cys 35
15	
20	<210> 13 <211> 2214 <212> ADN
	<213> lactobacillus sake
	<220> <221> CDS
25	<222> (20) (2200)
	<400> 13
30	

-	aaat	tagg	gag a	ictta	ıtata	tte Lev	Phe	aat Ast	cto Lei	tto Lei	g aga 1 Arg	tao Tyi	aaa Lye	aaa Lys	tta Leu 10	tat Tyr	52
5	tgt Cys																100
10	att Ile																148
15	tta Leu	gca Ala 45	ааа ҍув	acc	agt Ser	caa Gln	caa Gln 50	gly ggg	act Thr	act Thr	att Ile	ttt Phe 55	gga Gly	ctg Leu	ata Ile	aag Lys	196
. 20	gct Ala 60																244
	ggc																292
25	tta Leu	_				_	_				_	_		_	_	_	340
30	ааа Ьув																388 .
35	gaa Glu																436
	Thr 140																484
40	agt Ser															ata Ile	532
45	ttc Phe																580
50	gga																628

5		atg Met 205															676
		tta Leu															724
10		gga Gly															772
15		ttt Phe															820
20		gtc Val															868
		acg Thr 285															916
25		atc Ile															964
30		tct Ser															1012
35		aat Asn															1060
		gca Ala															1108
40		tca Ser 365															1156
45	Phe 380	ctt Leu	Asn	Ser	Ser	Leu 385	Arg	Tyr	Thr	Ile	Ala 390	Asp	Gln	Gly	Gln	Gln 395	1204
		tta Leu															1252
50	gct Ala	gga Gly	gca Ala	atc Ile 415	caa Gln	gtt Val	atg Met	agg Arg	999 Gly 420	aat Asn	ctc Leu	aca Thr	gtc Val	gga Gly 425	aga Arg	tta Leu	1300
55	ttg Leu	gct Ala	ttt Phe 430	aat Asn	gct Ala	tta Leu	gta Val	aca Thr 435	tac Tyr	ttt Phe	tta Leu	aat Asn	ccc Pro 440	tta Leu	gag Glu	aat Asn	1348

	att Ile	att Ile 445	aat Asn	tta Leu	caa Gln	cca Pro	aag Lys 450	cta Leu	caa Gln	act Thr	gca Ala	aga Arg 455	gtc Val	gct Ala	aat Asn	att Ile	1396
5	aga Arg 460	cta Leu	aat Asn	gaa Glu	gta Val	tta Leu 465	tta Leu	gtg Val	gat Asp	tct Ser	gag Glu 470	ttt Phe	aat Asn	agg Arg	GJ Å 333	gga Gly 475	1444
10	cgc Arg	gac Asp	agc Ser	tca Ser	aca Thr 480	aac Asn	tta Leu	aat Asn	gly aaa	gat Asp 485	atc Ile	gta Val	ttt Phe	caa Gln	gat Asp 490	gta Val	1492
15	gaa Glu	ttt Phe	agt Ser	tat Tyr 495	Gly	tac Tyr	GJ y ggz	tcg Ser	aac Asn 500	gta Val	ttg Leu	cac His	zac Asn	atc Ile 505	aat Asn	ata Ile	1540
	aaa Lys	ata Ile	caa Gln 510	aag Lys	aat Asn	agt Ser	agt Ser -	aca Thr 515	acg Thr	att Ile	gtt Val	ggt Gly	atg Met 520	agc Ser	ggt Gly	tct Ser	1588
20	ely aaa	aaa Lys 525	tcc Ser	aca Thr	tta Leu	gca Ala	aaa Lys 530	tta Leu	atg Met	gtt Val	ggt Gly	ttc Phe 535	tat Tyr	caa Gln	gcc Ala	gga	1636
25	tca Ser 540	gga Gly	caa Gln	ata Ile	tta Leu	tta Leu 545	aat Asn	ggt Gly	rya	tta Leu	atc Ile 550	gat Asp	aac Asn	att Ile	gat Asp	cgt Arg 555	1684
30	cat His	gcc Ala	ctg Leu	aga Arg	caa Gln 560	tcg Ser	att Ile	acg Thr	tat Tyr	gta Val 565	cca Pro	cag Gln	gaa Glu	ecg Pro	gta Val 570	atg Met	1732
	ttc Phe	gca Ala	ggt Gly	aca Thr 575	att Ile	tta Leu	gaa Glu	aat Asn	ctt Leu 580	att Ile	atg Met	cag Gln	aat Asn	aaa Lys 585	aga Arg	aat Asn	1780
35	Leu	Ser	Ile 590	Asp	aaa Lys	Va1	Lys	Glu 595	Ala	Сув	Arg	Ile	Ala 600	Glu	Ile	qaA	1828
40	Lув	Asp 605	Ile	Glu	aat Asn	Phe	Pro 610	Met	Gly	Tyr	Asp	Thr 615	Asp _.	Ile	Ser	Glu	1876
45	cat His 620	GJÅ 333	agt Ser	tca Ser	atc Ile	tca Ser 625	gta Val	ggt Gly	caa Gln	aaa Lys	caa Gln 630	aga Arg	ctt Leu	tct Ser	att Ile	gca Ala 635	1924
46	aga Arg	tca Ser	ctg Leu	ctg Leu	aca Thr 640	gag Glu	tct Ser	aat Asn	gtt Val	tta Leu 645	ctg Leu	ttt Phe	gat Asp	gaa Glu	tca Ser 650	acc Thr	1972
50	Ser	Ser	Leu	Аяр 655	act Thr	Ile	Thr	Glu	Gln 660	Arg	Ile	Ile	Glu	Asn 665	Leu	Leu	2020
<i>55</i>	aat Asn	tta Leu	aat Asn 670	gac Asp	aaa Lys	aca Thr	tta Leu	ata Ile 675	ttc Phe	gtt Val	gca Ala	cat His	cga Arg 680	ttg Leu	tca Ser	gtt Val	2068

	gct Ala	aag Lys 685	caa Gln	act Thr	gaa Glu	aat Asn	att Ile 690	atc Ile	gtt Val	atg Met	gat Asp	cac Ris 695	ggt Gly	gga Gly	att Ile	gtt Val	2116
5	gaa Glu 700	aca Thr	ggt Gly	tcg Ser	cat His	gat Asp 705	aaa Lys	tta Leu	ata Ile	ttg Leu	gaa Glu 710	aat Asn	gga Gly	tat Tyr	tat Tyr	aaa Lys 715	2164
10	gaa Glu	tta Leu	tgt Cys	act Thr	gtg Val 720	aag Lys	acg Thr	aag Lys	aaa Lys	ааа Ly в 725	gaa Glu	ttt Phe	taga	ataas	ac é	aaa	2214
15				us sak	e												
20	<400	> 14															
25																	
30																	
35																	
40																	
45																	

	Leu 1	Phe	Asn	Leu	Leu 5	Arg	Tyr	Lув	Lys	Leu 10	Tyr	Сув	Ser	Gln	Val 15	Asp
5	G).u	Άsρ	Asp	Суs 20	Gly	Ile	Ala	Ala	Leu 25	Yeu	Met	Ile	Pho	Lyo 30	παΛ	Phá
	Gly	Ser	Glu 35	Tyr	Ser	Leu	Ser	Lys 40	Leu	Arg	Phe	Leu	Ala 45	Lув	Thr	Ser
10	Gln	Gln 50	Gly	Thr	Thr	Ile	Phe 55	Gly	Leu	Ile	Lys	Ala 60	Ala	Glu	Glu	Leu
	Asn 65	Leu	Glu	Ala	Asn	Ala 70	Leu	Gln	Ala	Asp	Met 75	Gly	Ile	Phe	ГЛЗ	Asp 80
15	Glu	Asn	Leu	Net	Leu 85	Pro	Ile	Ile	Al2	His 90	Val	Lcu	Lys	Gln	95 95	Lys
20	Val	Leu	His	Tyr 100	Tyr	Val	Val	Phe	Asp 105	Val	Ser	Lys	Asp	Phe 110	Leu	Ile
	Ile	Gly	Asp 115	Pro	Asp	Pro	Thr	Ile 120	Gly	Ile	Thr	Ġlu	Ile 125	Ser	Lys	ГÀв
25	Asp	Phe 130	Glu	Asn	Glu	Trp	Th . 135	Gly	Asn	Phe	Ile	Thr 140	Phe	Ser	Lys	Gly
	Lyc 145	λen	Pho	Val	Cer	Glu 150	Lyo	Cln	λzg	Aon	Aon 155	Ser	Leu	Leu	Lys	Phe 160
30	Ile	Pro	Ile	Leu	Arg 165	Gln	Gln	Lув	Ser	Leu 170	Ile	Phe	Trp	Ile	Ala 175	Phe
	Ala	Ala	Ile	Leu 180	Leu	Met	Ile	Ile	Ser 185	Ile	Ala	Gly	Ser	Leu 190	Phe	Leu
35	Glu	Gln	Leu 195	Val	Asp	Ile	Tyr	Ile 200	Pro	His	Lys	Asn	Met 205	Asp	Thx	Leu
	Gly	11c 210	Ilc	Ser	Ilc	Сув	Leu 215	Ilc	Oly	Ala	тут	Leu 220	Leu	Glu	Ala	Val
40															•	

	Met 225	Thr	Tyr	Phe	Gln	Asn 230	Phe	Leu	Leu	Thr	Ile 235	Phe	Gly	Gln	asa	Leu 240
5	Ser	Arg	Lys	Ile	Ile 245	Leu	Asn	Tyr	Ile	Asn 250	His	Leu	Phe	Glu	Leu 255	Pró
	Met	Ser	Phe	Phe 260	Ser	Thr	Arg		Val 265	Gly	Glu	Ile		Ser 270	Arg	Phe
10	Thr	Asp	Ala 275	Ser	Lys	Ile	Ile	380. Yeb	Ala	Leu	Ala	Ser	Thr 285	Ile	Leu	Thr
	Leu	Phe 290	Leü	Asp	val	Txp 	Met 295	Leu	Val	Thr	Ile	Ser 300	Ile	Val	Leu	Val
15	Phe 305	Leu	Asn	Thr	Lув	Leu 310	Phe	Met	Ile	Ser	Leu 315	Val	Ser	Ile	Pro	Val 320
20	Tyr	Ser	Val	Ile	11e 325	Tyr	Ala	Phe	Lys	Asn 330	Thr	Phe	Asn	Gly	Leu 335	Asn
	His	ГÀв	Ser	Met 340	Glu	Asn	Ala	Ala	Leu 345	Leu	Asn	Ser	Ala	Ile 350	Ile	Glu
25	Asn	Val	Thr 355	Gly	Ile	Glu	Thr	Val 360	ГÀВ	Ser	Leu	Thr	Ser 365	Glu	Glu	Phe
	Ser	Tyr 370	Asn	Gln	Ile	Thr	Asp 375	Arg	Phe	Glu	Asn	Phe 380	Leu	Asn	Ser	Ser
30	Leu 385	Arg	Tyr	Thr	Ile	Ala [.] 390	Asp	Gln	Gly	Gln	Gln 395	Ala	Leu	Lys	Val	Gly 400
	Leu	Lys	Leu	Ile	Leu 405	Ile	Val	Phe	Ile	Leu 410	Trp	Ala	Gly	Ala	Ile 415	Gln
35	Va1	Met	Arg	Gly 420	Asn	Leu	Thr	Val	Gly 425	Arg	Leu	Leu	Ala	Phe 430	Asn	Ala
	Leu	Val	Thr 435	Tyr	Phe	Leu	Asn	Pro 440	Leu	Glu	Asn	Ile	11e 445	Asn	Leu	Gln
40	Pro	Lys 450	Leu	Gln	Thr	Ala	Arg 455	Val	Ala	Asp	Ile	Arg 460	Leu	Asn	Glu	Val
45	Leu 465	Leu	Val	Asp	Ser	Glu 470	Phe	Asn	Arg	Gly	Gly 475	Arg	Asp	Ser	Ser	Thr 480
	Asn	Leu	Asn	Gly	Asp 485	Ile	Val	Phe		Asp 490				Ser	Tyr 495	Gly
50	TYT	Gly	ser	ABD 500	val	Ten	alh	Asn	11e 505	Asn	Ile	ьyв	Ile	Gln 510	Ьys	Asn
	Ser	Ser	Thr 515	Thr	Ile	Val	Gly	Met 520	Ser	Gly	Ser	Gly	Lув 525	Ser	Thr	Leu
55	Ala	Lys 530	Leu	Met	Val	Gly	Phe 535	Tyr	Gln	Ala	Gly	Ser 540	Gly	Gln	Ile	Leu

	Leu 545	Asn	Gly	Lys	Leu	Ile 550	Ażp	Asn	Ile	Asp	Arg 555	His	Ala	Leu	Arg	Gln 560
<i>5</i>	Ser	Ile	Thr	Tyr	Val 565	Pro	'Gln	Glu	Pro	Val 570	Met	Phe	Ala	glγ	Thr 575	Ile
	Leu	Glu	Asn	Leu 580	Ile	Met	Gln	Asn	Lys 585	Arg	Asp	Leu	Ser	11e 590	Asp	Lys
10	Val	ГЛЯ	Glu 595	Ala	Cys	Arg	Ile	Ala 600	Glu	Ile	Авр	Lys	Авр 605	Ile	Glu	Asn
15	Phe	Pro 610	Met	Gly	Tyr	Asp	Thr 615	Asp	Ile	Ser	Glu	His 620	Gly	Ser	Ser	Ile
	Ser 625	Val	Gly	Gln	Lys	Gln 630	Arg	Leu	Ser	Ile	Ala 635	Arg	Ser	Lеи	Leu	Thr 640
20	Glu	Sex	λαn	Val	Leu 645	Leu	Phre	Asp	Glu	Ser 650	Thr	Sor	Ser	Leu	Aop 655	Thr
	Ile	Thr	Glu	Gln 660	Arg	Ile	Ile	Glu	Asn 665	Leu	Leu	Asn	Leu	Asn 670	•	Lys .
25	Thr	Leu	Ile 675	Phe	Va1	Ala	His	Arg 680	Leu	Ser	Val		Lys 685	Gln	Thr	Glu
30	Asn	Ile 690	Ile	Val	Met	qaA	His 695	Gly	Gly	Ile	Val	Glu 700	Thr	Gly	Ser	His
	Asp 705	Lys	Leu	Ile	Leu	Glu 710	Asn	Gly	Tyr	Tyr	Lys 715	G1u	Leu	Суз	Thr	Val 720
35	Lys	Thr	Lys	Lys	Lys 725	Glu	Phe									

<210> 15 <211> 3055 <212 ADN

<213> lactobacillus sake

<400> 15

40

45

55

```
agcttcggga ttcttagcta tatcaatttt gctataaact tgggaaagaa cgtcaataat 60
       atcgagtaat tcactggatt ttacaggacg cttttctagt aagtgcaaga gagcttcgat 120
       gttgttttta gattcagttt taatattgte tttgtttgcc attttaatca cgtctccttt 180
       tttatagtaa taaaaaaaac acaattaaat tagtgetttt ttatetggta attaacaaac 240
       tecatgaceg coattageta gatggtttae tecacaagte catgettgee cecaatttae 300
       tgaacagccg tgagagttac agctaacgcc attaccatag tatttaccac ctgtaataga 360
       titcattict tgaattgtta ggcttttigc gtttttcata aagaacatct ccaaattata 420
       ttttttagtg attcttgaag ttctgttgta acgcagaatt ttggaagaat gagtacttgt 480
       tagaaatttg ccgatttaaa taattaacaa accccatgac cgccattagc tagatgattt 540
10
       accecacaag tecatgettg eccecaattt actgaacaac catgagagtt acagetaaca 600
       ccattaccat agtatttacc acctgtgatg gattttattt cttggatcgt taagctacgt 660
       gtattcttca ttttgaatac ctcctgttaa ataattttta cacgatcagt gtagttctaa 720
       tgtgaaattg tgtcaagttt agcaaatata tattttaggc atggaaaaac ttgcttttaa 780
       ttogacttga ctataacggt ataatactgg tattactata tttgtttagc ttcacaaaaa 840
       aattaggaga ottatatatt gittaatotg tigagataca aaaaattata tigitcacaa 900 -
15
       gtggatgaag atgattgtgg aatcgcagct ttgaatatga tttttaaaaa ttttggttcc 960
       qaatattcac tatcaaaatt gcgattctta gcaaaaacca gtcaacaagg gactactatt 1020
20
       tttggactga taaaggctgc agaggaacta aatttagaag cgaatgcatt acaagctgat 1080
       atgggcatct ttaaagatga aaatttaatg ctaccaatca ttgcacatgt tttaaagcaa 1140
      ggaaaaqttc tqcattacta cgttgtattt gatgtttcga aagacttttt aattattggt 1200
       gacccagacc caacaatagg aattacggaa atctccaaaa aggattttga aaatgaatgg 1260
      acqqqtaatt tcataacatt ttcaaaagga aagaactttg tttcagagaa gcagagaaat 1320
       aacogtttao toaagtttat tootattttg agaoagoaaa aatoootaat attotggata 1380
       gctttcqccq caatactatt gatgataatt agtattgcag gatcactttt tttagaacaa 1440
       cttgtagata tatatatacc acacaaaaat atggatacat tggggattat ctcgatttgc 1500
       ttaattggag cctatctttt acaggccgta atgacgtatt ttcagaattt tttactaact 1560
30
       atatttggac aaaatctttc tagaaaaatt attttaaatt atattaatca cctttttgaa 1620
       ttacccatgt ctttcttctc aacacgtaga gttggcgaaa tagtctctcg gtttacagat 1680
       gcaagcaaga ttatagatgc tttggcaagt acgattttga ctctcttttt agatgtttgg 1740
       atgttggtta caatctcaat cgttctcgta tttttaaata caaagttatt tatgatttct 1800
       ctggtatcta taccggtgta ctcagttata atttatgcgt ttaaaaatac atttaatggc 1860
       ctgaaccata aatcaatgga aaatgcagca ttattgaatt ctgcaataat cgaaaacgta 1920
       actggcatag aaactgtaaa atcattaact tcagaagaat tttcctacaa tcaaatcact 1980
       gatagattcg aaaattttct taacagttcc ttacggtata cgatagctga ccaaggacag 2040
       caagetttaa aagtgggttt gaagetaatt ettatagtet ttatettatg ggetggagca 2100
       atccaagtta tgagggggaa tctcacagtc ggaagattat tggcttttaa tgctttagta 2160
       acatactttt taaatccctt agagaatatt attaatttac aaccaaagct acaaactgca 2220
       agagtegeta atattagaet aaatgaagta ttattagtgg attetgagtt taataggggg 2280
       ggacgegaca geteaacaaa ettaaatggg gatategtat tteaagatgt agaatttagt 2340
       tatggttacg gatcgaacgt attgcacaac atcaatataa aaatacaaaa gaatagtagt 2400
       acaacgattg ttggtatgag cggttctggg aaatccacat tagcaaaatt aatggttggt 2460
       ttotatoaag ooggatcagg acaaatatta ttaaatggta aattaatoga taaoattgat 2520.
45
       cgtcatgccc tgagacaatc gattacgtat gtaccacagg aaccggtaat gttcgcaggt 2580
       acaattttag aaaattttat tatgcagaat aaaagaaatt tatctattga taaagtgaaa 2640
       gaggcatgta ggatagcega aattgataaa gatatagaaa attttcctat ggggtatgat 2700
       acagatattt cogaavatgg gagttcaatc tcagtaggtc aaaaacaaag actitetatt 2760
       gcaagatcac tgctgacaga gtctaatgtt ttactgtttg atgaatcaac cagtagtttg 2820
50
       gacactatta ctgagcagcg aataattgaa aacctattga atttaaatga caaaacatta 2880
       atattcgttg cacatcgatt gtcagttgct aagcaaactg aaaatattat cgttatggat 2940
       cacggtggaa ttgttgaaac aggttcgcat gataaattaa tattggaaaa tggatattat 3000
       aaagaattat gtactgtgaa gacgaagaaa aaagaatttt agataaaaca aaaac
55
       <210> 16
```

26

<211> 17

<212> ADN

<213> lactobacillus sake

<400> 16

ccttggtcag gctatcg 17

<210> 17

<211> 20

10

15

20

<212> ADN

<213> lactobacillus sake

<400> 17

atcacctttt tgaattaccc

20

Revendications

- Polypeptide isolé, caractérisé en ce qu'il s'agit d'une bactériocine, dénommée Sakacine G de séquence ID N°12, issue de la souche Lactobacillus sakei 2512 déposée auprès de la Collection Nationale des Cultures de Microorganismes (CNCM) sous le numéro l-2479.
 - 2. Polypeptide isolé selon la revendication 1, caractérisé en ce qu'il s'agit d'une bactériocine de classe lla.
- 3. Pré-bactériocine isolée, caractérisée en ce qu'elle comprend la séquence ID N°2 et/ou la séquence ID N°4 ou pré-bactériocine homologue de séquence similaire à au moins 70% de la séquence SEQ ID N°2 ou N°4.
 - 4. Bactériocine Isolée, caractérisée en ce qu'elle comprend la séquence ID N°12 ou bactériocine nomologue de séquence similaire à au moins 70% de la séquence SEQ ID N°12.
- 5. Acide nucléique de séquence nucléotidique codant pour un polypeptide selon l'une des revendications 1 à 4.
 - Acide nucléique selon la revendication 5, de séquence ID N°1 et/ou de séquence ID N°3 ou acide nucléique homologue de séquence similaire à au moins 70% de la séquence SEQ ID N°1 ou N°3.
- 35 7. Acide nucléique selon la revendication 5, de séquence d'acide nucléique SEQ ID N°15 ou acide nucléique homologue de séquence similaire à au moins 70% de la séquence SEQ ID N°15.
 - 8. Acide nucléique selon la revendication 5, de séquence d'acide nucléique SEQ ID N°9 ou acide nucléique homologue de séquence similaire à au moins 70% de la séquence SEQ ID N°9.
 - Protéine d'immunité isolée, caractérisée en ce qu'elle comprend la séquence ID N°6 ou protéine d'immunité homologue de séquence similaire à au moins 70% de la séquence SEQ ID N°6.
- ABC-transporteur isolé, caractérisé en ce qu'il comprend la séquence ID N°14 ou ABC-transporteur homologue
 de séquence similaire à au moins 70% de la séquence SEQ ID N°14.
 - 11. Acide nucléique de séquence ID N°5 ou acide nucléique homologue de séquence similaire à au moins 70% de la séquence SEQ ID N°5, codant pour un polypeptide selon la revendication 9.
- 12. Acide nucléique de séquence ID N°13 ou acide nucléique homologue de séquence similaire à au moins 70% de la séquence SEQ ID N°13, codant pour un polypeptide selon la revendication 10.
 - 13. Vecteur de clonage et/ou d'expression comprenant un acide nucléique selon l'une des revendications 5 à 8, 11, 12.
- 14. Cellule hôte transformée par un vecteur selon la revendication 13.
 - 15. Cellule hôte selon la revendication 14, caractérisée en ce qu'il s'agit d'un microorganisme choisi parmi les Lactococcus, Lactobacillus, Leuconostoc, Streptococcus, Pediococcus, Escherichia ou d'une levure.

- 16. Procédé de production d'un polypeptide recombinant dans lequel un vecteur comprenant un acide nucléique selon l'une des revendications 5 à 8, 11, 12 est transféré dans une cellule hôte qui est mise en culture des conditions permettant l'expression d'un polypeptide selon l'une des revendications 1 à 4 et 9 à 10.
- 5 17. Utilisation d'un polypeptide selon l'une quelconque des revendications 1 à 4 comme agent actif contre des flores pathogènes ou indésirables dans la préparation de produits alimentaires.
 - 18. Utilisation seton la revendication 17, caractérisée en ce que tedit polypeptide est mis en oeuvre pour inhiber la croissance et la propagation de Listeria dans les produits alimentaires.
 - 19. Utilisation selon la revendication 18, caractérisée en ce que ledit polypeptide est mis en œuvre pour inhiber la croissance et la propagation de *Listeria monocytogenes* dans les produits alimentaires.
- 20. Utilisation selon l'une quelconque des revendications 17 à 19, caractérisée en ce que ledit polypeptide est produit dans le produit alimentaire à partir de la souche Lactobacillus Sakei 2512 déposée auprès de la CNCM sous le numéro I-2479.
 - 21. Utilisation de la souche Lactobacillus Sakei 2512 déposée auprès de la CNCM sous le numéro l-2479 dans des produits alimentaires pour y produire un polypeptide bactériocine selon l'une des revendications 1 à 4.
 - 22. Composition bactériocine caractérisée en ce qu'elle comprend au moins un polypeptide selon l'une quelconque des revendications 1 à 4 ou la souche de Lactobacillus Sakei 2512 déposée auprès de la CNCM sous le numéro l-2479.

Claims

10

20

25

30

50

- Isolated polypeptide, characterised in that it is a bacteriocin, named Sakacin G of sequence ID No. 12, derived from the strain Lactobacillus sakei 2512 deposited with the Collection Nationale des Cultures de Microorganismes (CNCM) under deposit number I-2479.
- 2. Isolated polypeptide according to claim 1, characterised in that it is a class IIa bacteriocin.
- 3. Isolated pre-bacteriocin, characterised in that it comprises sequence ID No. 2 and/or sequence ID No. 4 or homologous pre-bacteriocin of sequence similar to at least 70% of sequence ID No. 2 or 4.
 - Isolated bacteriocin, characterised in that it comprises sequence ID No. 12 or homologous bacteriocin of sequence similar to at least 70% of sequence ID No. 12.
- 40 5. Nucleic acid of a nucleotide sequence encoding a polypeptide according to any one of claims 1 to 4.
 - Nucleic acid according to claim 5, of sequence ID No. 1 and/or sequence ID No. 3 or homologous nucleic acid of sequence similar to at least 70% of sequence ID No. 1 or 3.
- Nucleic acid according to claim 5, of nucleic acid sequence SEQ ID No. 15 or homologous nucleic acid of sequence similar to at least 70% of sequence ID No. 15.
 - Nucleic acid according to claim 5, of nucleic acid sequence SEQ ID No. 9 or homologous nucleic acid of sequence similar to at least 70% of sequence ID No. 9.
 - 9. Isolated immunity protein, characterised in that it comprises sequence iD No. 6 or homologous immunity protein of coquonoo cimilar to at locat 70% of coquonoo ID No. 6.
- Isolated ABC transporter, characterised in that it comprises sequence ID No. 14 or homologous ABC transporter
 of sequence similar to at least 70% of sequence ID No. 14.
 - Nucleic acid of sequence ID No. 5 or homologous nucleic acid of sequence similar to at least 70% of sequence ID No. 5, encoding a polypeptide according to claim 9.

- Nucleic acid of sequence ID No. 13 or homologous nucleic acid of sequence similar to at least 70% of sequence ID No. 13, encoding a polypeptide according to claim 10.
- 13. Cloning and/or expression vector comprising a nucleic acid according to any one of claims 5 to 8, 11, 12.
- 14. Host cell transformed by a vector according to claim 13.
- Host cell according to claim 14, characterised in that it is a microorganism chosen among Lactococcus, Lactobacillus, Leuconostoc, Streptococcus, Pediococcus, Escherichia or a yeast.
- 16. Process for the production of a recombinant polypeptide, in which a vector comprising a nucleic acid according to any one of claims 5 to 8, 11, 12 is transferred into a host cell which is cultured under conditions permitting the expression of a polypeptide according to any one of claims 1 to 4 and 9 to 10.
- 17. Use of a polypeptide according to any one of claims 1 to 4 as an active agent against pathogenic or undesirable flora in the preparation of food products.
 - 18. Use according to claim 17, characterised in that said polypeptide is used to inhibit the growth and propagation of *Listeria* in food products.
 - 19. Use according to claim 18, characterised in that said polypeptide is used to inhibit the growth and propagation of Listeria monocytogenes in food products.
- 20. Use according to any one of claims claim 17 to 19, characterised in that said polypeptide is produced in the food product from the strain *Lactobacillus sakei* 2512 deposited with the CNCM under deposit number I-2479.
 - 21. Use of the strain Lactobacilius sakel 2512 deposited with the CNCM under deposit number 1-2479 in food products to produce therein a bacteriocin polypeptide according to any one of claims 1 to 4.
- 30 22. Bacteriocin composition, characterised in that it comprises at least one polypeptide according to any one of claims 1 to 4 or the strain Lactobacillus sakei 2512 deposited with the CNCM under deposit number I-2479.

Patentansprüche

10

20

- Isoliertes Polypeptid, dadurch gekennzeichnet, daß es sich um ein Bacteriocin, Sakacine G genannt, mit der Sequenz ID NO: 12 handelt, das von dem Stamm Lactobacilius sakei 2512 stammt, der bei der Collection Nationale des Cultures de Microorganismes (CNCM) unter der Nr. I-2479 hinterlegt wurde.
- Isoliertes Polypeptid nach Anspruch 1, dadurch gekennzelchnet, daß es sich um ein Bacterlocin der Klasse Ila handelt.
 - Isoliertes Pre-Bacteriocin, dadurch gekennzeichnet, daß es die Sequenz SEQ ID NO: 2 und/oder die Sequenz SEQ ID NO:4 oder homologes Pre-Bacteriocin mit einer Sequenz mit wenigstens 70 % Similarität zu der Sequenz SEQ ID NO:2 oder NO:4 umfaßt.
 - Isoliertes Bacteriocin, dadurch gekennzeichnet, daß es die SEQ ID NO:12 oder homologes Bacteriocin mit einer Sequenz mit wenigstens 70 Similarität zu der Sequenz SEQ ID NO:12 umfaßt.
- 5. Nukleinsäure mit der Nukleotidsequenz, die für ein Polypeptid nach den Ansprüchen 1 bis 4 codiert.
 - Nukleinsäure nach Anspruch 5 mit der Sequenz SEQ ID NO:1 und/oder mit der Sequenz SEQ ID NO:3 oder homologe Nukleinsäure mit einer Sequenz mit wenigstens 70 % Similarität zu der Sequenz SEQ ID NO:1 oder NO:3.
- Nukleinsäure nach Anspruch 5 mit der Nukleinsäuresequenz SEQ ID NO:15 oder homologe Nukleinsäure mit einer Sequenz mit wenigstens 70 % Similarität zu der Sequenz SEQ ID NO:15.
 - 8. Nukleinsäure nach Anspruch 5 mit der Nukleinsäuresequenz SEQ ID NO:9 oder homologe Nukleinsäure mit einer

Sequenz mit wenigstens 70 % Similarität zu der Sequenz SEQ ID NO:9.

5

25

30

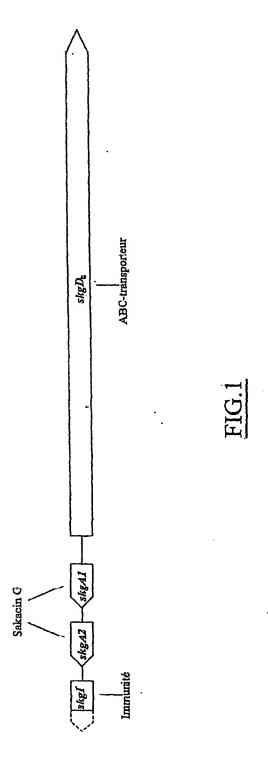
40

45

50

55

- Isoliertes Immunitätsprotein, dadurch gekennzeichnet, daß es die Sequenz SEQ ID NO:6 oder homologes Immunitätsprotein mit einer Sequenz mit wenigstens 70 % Similarität zu der Sequenz SEQ ID NO:6 umfaßt.
- 10. Isolierter ABC-Transporter, dadurch gekennzeichnet, daß er die Sequenz SEQ ID NO:14 oder einen homologen ABC-Transporter mit einer Sequenz mit wenigstens 70 % Similarität zu der Sequenz SEQ ID NO:14 umfaßt.
- Nukleinsäure mit der Sequenz SEQ ID NO:5 oder homologe Nukleinsäure mit einer Sequenz mit wenigstens 70 %
 Similarität zu der Sequenz SEQ ID NO:5, die für ein Polypeptid nach Anspruch 9 codiert.
 - Nukleinsäure mit der Sequenz SEQ ID NO:13 oder homologe Nukleinsäure mit einer Sequenz mit wenigstens 70 % Similarität zu der Sequenz SEQ ID NO:13, die für ein Polypeptid nach Anspruch 10 codier.
- 13. Klonierungs- und/oder Expressionsvektor, der eine Nukleinsäure nach einem der Ansprüche 5 bis 8. 11, 12 umfaßt.
 - 14. Wirtszelle, die mit einem Vektor nach Anspruch 13 transformlert lst.
- 15. Wirtszelle nach Anspruch 14, dadurch gekennzeichnet, daß es sich um einen Mikroorganismus, ausgewählt unter Lactococcus, Lactobacilius, Leuconostoc, Streptococcus, Pediococcus, Escherichia und einer Hefe handelt.
 - 16. Verfahren zur Herstellung eines rekombinanten Polypeptids, in dem ein Vektor, der eine Nukleinsäure nach einem der Ansprüche 5 bis 8, 11, 12 umfaßt, in eine Wirtszelle transferiert wird, die unter Bedingungen kultiviert wird, welche die Expression eines Polypeptids nach einem der Ansprüche 1 bis 4 und 9 bis 10 erlauben.
 - 17. Verwendung eines Polypeptids nach einem der Ansprüche 1 bis 4 als Wirkstoff gegen pathogene oder unerwünschte Flora bei der Herstellung von Lebensmittelprodukten.
 - 18. Verwendung nach Anspruch 17, dadurch gekennzeichnet, daß das Polypeptid verwendet wird, um das Wachstum und die Vermehrung von Listeria in Lebensmittelprodukten zu inhibieren.
 - 19. Verwendung nach Anspruch 18, dadurch gekennzeichnet, daß das Peptid verwendet wird, um das Wachstum und die Vermehrung von Listeria monocytogenes in Lebensmittelprodukten zu inhibieren.
- 20. Verwendung nach einem der Ansprüche 17 bis 19, dadurch gekennzeichnet, daß das Polypeptid in dem Lebensmittelprodukt durch den Stamm Lactobacilius sakei 2512, der bei der CNCM unter der Nr. i-2479 hinterlegt wurde, produziert wird.
 - 21. Verwendung des Stamms Lactobacillus sakei 2512, der bei der CNCM unter der Nr. I-2479 hinterlegt wurde, in Lebensmittelprodukten, um dort Bacterlocin-Polypeptid nach einem der Ansprüche 1 bis 4 zu produzieren.
 - 22. Bacteriocin-Zusammensetzung, dadurch gekennzeichnet, daß sie wenigstens ein Polypeptid nach einem der Ansprüche 1 bis 4 oder den Stamm Lactobacillus sakei 2512, der bei der CNCM unter der Nr. I-2479 hinterlegt wurde, umfaßt.



tttetttaaatagafaactaittesettteicegtacaicetaloggetttaaclatttetatatettttaaaaggataceecataelatgietetaaaggettgiaeeg aaccaaagatagttcggcctagtcctgtttataataaccalttaattagctattgtaactagcagtacgggactctgttagctaatgcatacatggtgtccttggccattacaagcgtccatgttaaaaaatctttagaataaaactcta aatggtatcataaatggtggscactaactaaaagaacctagcaattcgatgcacataagaagtaaaacttatggaggacaatttattaaaaatgtgctagtcacstcaagattacacttaacacagttcaaatcgtttatatat atogaaagoggogtaigalaactactattaatoatacgtootagtgaaaaaatottgttgaacatotatatatatggigtgttttataootatgtaaccootaatagaagtaaacgaaitaacotoggatagaaaatgtooggoat altaaalacgsaaaililtaljiaaaltaccggactiggtatilagitacctillacgtcgtaataacilaagacgitaltagcattigcattgaccgtatciitgataattgaagtcticttaaaaggalgtagtgatafdaag aaacaacggiaaaaltagtgcagaggaaaaatatcattatttttttgtgttaatttaatcacgaaaaatagaccattaattgtttgaggtactggcggtaatcgatctaccaaatgaggtgttcagglacgaacgggggttaaatg octigicogocacicicaaigicogotaatggtatcalaaatggtggacattaicicaaagtaacitaacaatccgaaaaacgcaaagaattctgtagaggtttaatataaaaaatcactaagaacticaagacaac cettaatgeettagaggtitteetaaaaettiaettaeetgeeeattaaagjattgiaaaagttiettgaaaeaagtetettegteettattgleaaatgagtaaaaagetgegttitagggalta:aagaeet iactgcataaaagtottaaaaaagattgaiataaaootgittagaaagatottiitaataaaattiaataatagtggaaaacttaatgygtaoagaaagaagagtgtato citita a a a grantica a grantica to grantica de como d ccgaaaattacgaaatcatigtatgaaaatttagggaakotottalaatbattaattgattggtttogatgittgacgttotcagogattataababtgatttacitoataataacoctaagaotcaaattatocococotgogofgtogagtt giligaaittacccciatagcataaagttctacatottaaataccaatgcctagcttgcataacgtgttgtagttatattttatgttttcttabatcatgttgdaacaaccabctcgccaagaccetttaggtglaatcgtttaattacc cgactgtctcagaltacaaeatgacaaacdacttagttggicalcaaaccgtgataatgactcgtcgcttattaacttttgsptaacttaaaittactgttttgtaaagtaaaggatgatagttgacttttata icgaagocchaagaalogalalagitaaaacgatalttgaaccclttcttgaagtlattatageteattaagtgaoctaaaatgtoctgogaaagateattcacgttctctogaagctacaacaaaaatotaaglcaaaaltataaca altgoglottaaaacottottactcatgaacaaftttaaaeggotaaatttaitaaltgittggggtactggoggtaatogatdactaaatggygtticagglacgaacgggggttaaafggtactocaatgtogaltgtggt aaaatoogtacottittgaaqaaaattaagcigaactgalattgccatattatgaccataatgatataaacgaatcgaactgittitttaatoctotgaatataacaaattagacaactctatgittittaatalaacaagtgiicacctac II ctactaaceccitagoglogaaacitatataaaaaatittiidaaaccaaggottataagtgatagttitaacgotaabaaabgtitttggicagttgitooctgatgabaaaaacotgactattoogacgicticotgafttaaatottogott acgtaatgitogactataccoglagaaatitctactittaaa:tacgatggttagtaacgtgfacaaqatttcgttccttttcaagacgtaatgatgcaacataaacaaaaataataataataabaacactgggtotgggttgttaf atagcaatacctagigccaccttaacaacittgtccaagogtactatttaaltataaccitttaoctataatattitcttaatacagacacttctgcttctttttcttaaaatctatttgttttg 5

F1G.2

RÉFÉRENCES CITÉES DANS LA DESCRIPTION

Cette liste de références citées par le demandeur vise uniquement à aider le lecteur et ne fait pas partie du document de brevet européen. Même si le plus grand soin a été accordé à sa conception, des erreurs ou des omissions ne pouvont ôtro oxcluce et l'OEB décline toute responsabilité à cet égard.

Littérature non-brevet citée dans la description

- ENNAHAR S. et al. FEMS Microbiol. Rev., 2000, vol. 24, 85-106 [0003]
- JACK R. et al. Microbiol. Rev., 1995, vol. 59 (2), 171-200 [0003]
- DUFFES F. et al. J. Food Prot., 1999, vol. 62 (12), 1394-1403 [0003]
- TAGG J.R ot al. Bacterial. Rov., 1976, vol. 40, 722-756 [0006]
- HUGAS et al. Food Microbiol, 1998, vol. 15, 639-650 [0007]
- MURIANA; KLAENHAMMER. Appl. Environ. Microbiol., 1987, vol. 53, 553-560 [0063]

- HANAHAN. J. Mol. Biol., 1983, vol. 166, 557-80 [0064]
- MARUGG et al. Appl Environ Microbiol. 1992. vol. 58, 2360-7 [0073]
- MOTLAGH et al. Lett Appl Microbiol, 1994, vol. 18, 305-12 [0073]
- HUHNE et al. Microbiology, 1996, vol. 142, 1437-48 [0073]
- HOLCK. J Bacteriol, 1995, vol. 177, 2125-37 [0073]
- FREMAUX et al. Microbiology, 1995, vol. 141, 1637-45 [0073]